P

```
L12 ANSWER 3 OF 4 CA COPYRIGHT 2003 ACS
AΝ
     131:254652 CA
ΤI
     Reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic analysis
IN
     Kimata, Shinsuke; Asano, Shigeki; Kawamura, Yoshihisa
PΑ
     Toyobo Co., Ltd., Japan
     Jpn. Kokai Tokkyo Koho, 7 pp.
SO
     CODEN: JKXXAF
DT
     Patent
     Japanese
LA
FAN.CNT 1
     PATENT NO.
                      KIND DATE
                                           APPLICATION NO. DATE
PΤ
     JP 11266898
                      A2
                            19991005
                                           JP 1998-77677
                                                            19980325
PRAI JP 1998-77677
                            19980325
     MARPAT 131:254652
     Reagent constituents are provided for accurately measuring chloride ion
     with an adequate sensitivity by enzymic anal. without using coupled
     enzymes. The reagent contains (a) inactive-type .alpha.-amylase, (b) a
     chelating agent, and (c) a maltooligosaccharide deriv. as a substrate, I
     (R1 and R2= .beta.-galactopyranosyl group or H; R3= 2-chloro-4-nitrophenol
     group; n= 0-2). A significantly higher sensitivity was obtained in
     measuring chloride ion by using 2-chloro-4-nitrophenyl-4-O-.beta.-D-
     qalactopyranosyl-.alpha.-maltoside or 2-chloro-4-nitrophenyl-.alpha.-
     maltotrioside as a substrate in comparison with 4-nitrophenyl-.alpha.-
     maltotrioside.
     ICM C12Q001-40
TC
     ICS G01N033-84
     9-2 (Biochemical Methods)
     Section cross-reference(s): 7
ST
     chloride enzymic analysis reagent amylase maltooligosaccharide
TT
     Maltooligosaccharides
     RL: ARG (Analytical reagent use); ARU (Analytical role, unclassified);
     ANST (Analytical study); USES (Uses)
        (deriv.; reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic
        anal.)
IT
     Analysis
        (enzymic anal.; reagent constituents for measuring chloride ion by
        enzymic anal.)
TT
     Blood analysis
     Chelating agents
     Urine analysis
        (reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic anal.)
IT
    Reagents
     RL: ARG (Analytical reagent use); ANST (Analytical study); USES (Uses)
        (reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic anal.)
IT
     9000-90-2, Amylase, .alpha.-
     RL: ARG (Analytical reagent use); ANST (Analytical study); USES (Uses)
        (inactive-type; reagent constituents for measuring chloride ion by
        enzymic anal.)
IT
     16887-00-6, Chloride, analysis
     RL: ANT (Analyte); ANST (Analytical study)
        (reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic anal.)
IT
     118291-90-0, 2-Chloro-4-nitrophenyl-.alpha.-maltotrioside
     157381-11-8
    RL: ARG (Analytical reagent use); ANST (Analytical study); USES (Uses)
        (reagent-constituents-for-measuring-chloride-ion-by-enzymic-anal.)--
IT
    60-00-4, EDTA, analysis
                             69-79-4, Maltose
                                                  1109-28-0D, Maltotriose,
               10016-20-3, .alpha.-Cyclodextrin
    RL: ARU (Analytical role, unclassified); ANST (Analytical study)
        (reagent constituents for measuring chloride ion by enzymic anal.)
```







(19)日本国特許庁 (JP)

# (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出頭公院番号

# 特開平11-266898

(43)公開日 平成11年(1999)10月5日

(51) Int.Cl.<sup>6</sup>

證別記号

FΙ

C12Q 1/40

G01N 33/84

C12Q 1/40 G01N 33/84

Z

審査請求 未請求 請求項の扱6 OL (全 7 頁)

(21)出頭番号

**特**頤平10-77677

(71)出頭人 000003160

**東洋防燵株式会社** 

(22)出頭日

平成10年(1998) 3月25日

大阪府大阪市北区堂岛浜2丁目2番8号

(72)発明者 本全 伸介

福井県教賀市東洋叮10番24号 東洋防領株

式会社敦賀パイオ研究所内

(72)発明者 浅野 茂樹

福井県教賀市東洋叮10番24号 東洋防疫株

式会社教質パイオ研究所内

(72)発明者 川村 良久

福井県敦賀市東洋叮10番24号 東洋紡窟株

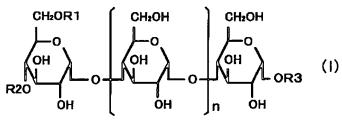
式会社敦賀パイオ研究所内

# 

# (57)【要約】

【課題】追随酵素を使用することなく、十分な感度を有し、かつ、測定精度が高い塩素イオン測定用試薬組成物を提供する。

【解決手段】(a) 不活性化型α-アミラーゼ、(b) キレート剤および(c) 基質として、一般式(I) 【化1】



(式中R1およびR2はβ-ガラクトピラノシル基また は水素原子のいずれかを示し、R3は2-クロロ-4--ニトロフェノール基を示し、nは0~2の整数を示 - す。)で表されるマルトオリゴ糖誘導体を含有し、追随 酵素を含有しない塩素イオン測定用試薬組成物。 1

【特許請求の範囲】

【請求項1】 ( a ) 不活性化型α-アミラーゼ、

(b) キレート剤および(c) 基質として、一般式

\* (I) 【化1】

(式中R1およびR2はB-ガラクトピラノシル基また は水素原子のいずれかを示し、R3は2-クロロー4-ニトロフェノール基を示し、nは0~2の整数を示 す。) で表されるマルトオリゴ糖誘導体を含有し、追随 酵素を含有しない塩素イオン測定用試薬組成物。

【請求項2】 マルトオリゴ糖誘導体が、2-クロロー 4-二トロフェニル4-O-β-D-ガラクトピラノシ ルーαーマルトシドである請求項1記載の塩素イオン測 定用試薬組成物。

【請求項3】 マルトオリゴ糖誘導体が、2-クロロー 20 があった。 4-二トロフェニル-α-マルトシドである請求項1記 載の塩素イオン測定用試薬組成物。

【請求項4】 さらに、マルトオリゴ糖またはその還元 末端グルコースに非発色基が結合したマルトオリゴ糖を 含有する請求項1記載の塩素イオン測定用試薬組成物。 【請求項5】 マルトオリゴ糖がマルトース、マルトト リオシドまたはα -シクロデキストリンである請求項4 記載の塩素イオン測定用試薬試薬組成物。

【請求項6】 試薬組成物の最終pHが、5.5~7. 5に保持されている請求項1~5記載の塩素イオン測定 30 用試薬組成物。

# 【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、α-アミラーゼ活 性を利用する塩素イオン測定用試薬組成物に関する。更 に詳しくは、液体、特に血液または尿中の塩素イオンの 測定用試薬組成物に関するものである。

[0002]

【従来の技術】血清中の塩素イオン量の測定は、低クロ ール血症として、低張性脱水症、グルココルチコイド過 40 剰症、呼吸性アシドーシス等の疾患、高クロール血症と しては、高張性脱水症、尿細管性アシドーシス、呼吸性 アルカローシス等の疾患の診断に用いられる。

※【0003】α-アミラーゼ活性を利用した塩素イオン 測定方法としては、非活性型α-アミラーゼ、カルシウ ム錯体およびα-アミラーゼ測定試薬からなる測定方法 が公知である(特開昭63-126497号公報)。この方法で は、カルシウム錯体を添加することや、一般的にαーア ミラーゼ測定試薬中に含まれる、αーグルコシダーゼ、 β-グルコシダーゼ等の追随酵素の影響で、マルトオリ ゴ糖誘導体が分解されることにより、試薬ブランクの上 昇が著しく大きく、測定値の精度が悪いといった問題点

【0004】一方、この問題点を解決した方法として、 基質として、4-ニトロフェニル-α-D-マルトトリ オシド、4-ニトロフェニル-α-D-マルトテトラオ シド等を用いる、追随酵素を用いない測定方法が、知ら れている(特開平 4-94698号公報)。しかし、この方法 では十分な感度が得られず、測定値の精度が悪いという 問題が依然として顕在し、実使用に耐えうるものではな 41.

[0005]

【発明が解決しようとする課題】本発明は、上記のよう な問題を解決するものであり、精密性、定量性、正確性 に優れた塩素イオン測定用組成物を提供することにあ る。

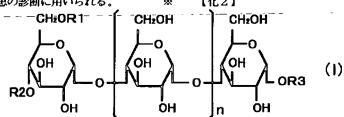
[0006]

【課題を解決するための手段】本発明者らは、上記目的 を達成するために鋭意検討したところ、基質として、一 般式(I)で示されるマルトオリゴ糖誘導体を使用する ことにより、上記課題を解決し、本発明を完成した。

【0007】すなわち、本発明は、(a)不活性化型α -アミラーゼ、(b) キレート剤、および(c) 基質と して、一般式(1)

[0008]

【化2】



【0009】(式中、R1およびR2は8-ガラクトピラノシル基、または水素原子を示し、R3は2-クロロー4-ニトロフェノール基を示し、nは0~2の整数を示す。)で表されるマルトオリゴ糖誘導体を含有し、追随酵素を含有しない塩素イオン測定用試薬組成物である。

3

#### [0010]

【発明の実施の態様】本発明の塩素イオン測定用試薬組成物は、αーアミラーゼの活性化剤である塩素イオンにより、αーアミラーゼが活性化されることを利用し、分 10 解された2ークロロー4ーニトロフェノールを測定することにより、試料中の塩素イオンの量を測定するものであり、その一実施様態としては、試料中の塩素イオンに不活性化型αーアミラーゼ、キレート剤、基質として、例えば、2ークロロー4ーニトロフェニルー4ー〇ーβーDーガラクトピラノシルーαーマルトシドを作用させ、遊離する2ークロロー4ーニトロフェノールを測定し、試料中の塩素イオン量を知るものである。

【0011】本発明で使用するα-アミラーゼとは、微生物、植物、または動物のいずれの起源のものも用いる 20 ことができるが、好適には動物起源のものであり、たとえば、ブタ膵由来のα-アミラーゼが例示される。しかしながら、本発明に用いられるα-アミラーゼは脱塩されて、不活性化型である必要がある。不活性化型α-アミラーゼは、前述のように試料中の塩素イオンを得て、活性化型α-アミラーゼとなり、α-アミラーゼの基質と反応する。脱塩方法としては、透析、限外沪過、イオン交換、カラム除去などの方法がある。不活性化型α-アミラーゼの試薬組成中の濃度は、好ましくは0.5~1000 IU/mlの範囲で用いられる。 30

【0012】本発明のキレート剤とは、エチレンジアミン四酢酸およびその塩、グリコールエーテルジアミン四酢酸、1,2ービス(o-アミノフェノキシ)エタン四酢酸、トランス-1,2ージアミノシクロヘキサン四酢酸等があげられる。キレート剤の塩素イオン測定試薬組成中での役割としては、ブランク反応をおさえる、または測定対象外の類似共雑イオンをマスキングする等があげられる。その濃度は、0.01~10mMで好適に用いられる。またこれらのキレート剤は複数組み合わせて用いても良い。

【0013】本発明の基質は、上記一般式(I)(式中R1およびR2はβ-ガラクトピラノシル基、または水素のいずれかを示し、R3は2-クロロー4-ニトロフェール基を示し、nは0~2の整数を示す。)に示されるものである。その例として、2-クロロー4-ニトロフェニルーαーマルトトリオシド、2-クロロー4-ニトロフェニル4-O-β-D-ガラクトピラノシルーαーマルトシド等がある。特に、2-クロロー4-ニトロフェニル4-O-β-D-ガラクトピラノシルーαーマルトシドは、非還元未端が修飾されていることから、

内因性α-グルコシダーゼ等による基質分解によって生じる試薬ブランクの上昇がない、α-アミラーゼの基質 親和性がより高いため、好感度であるといったメリット があることから好適に用いられる。該基質の試薬組成中 での濃度は、0.1~50mMで好適に用いられる。

【0014】また、本発明の測定試薬組成物には、試薬ブランクをおさえ、感度を調節し、定量性、定量域を向上させ、管理血清等に含まれる試料中のマルトース等の影響を回避する等の目的のため、必要により、マルトオリゴ糖、またはその還元末端グルコースに非発色源基が結合したマルトオリゴ糖からなる群から選ばれるαーアミラーゼの基質を競合させ、主反応基質に対する見かけの親和性を低下させることができる。ここで用いられるマルトオリゴ糖としては、例えば、マルトース、マルトペンタオース、マルトペキサオース、マルトペプタオースなどのグルコース数が2~7のマルトオリゴ糖があげられる。還元末端グルコースに非発色源基が結合したマルトオリゴ糖としては、例えば、2、4ージクロロフェニルー(αまたはβ)ーDーマルトペンタオシド、2 4ージクロフェニルー(αまたはβ)ーDーマル

2, 4-ジクロロフェニルー (αまたはβ) -D-マルトトリオシドなどがあげられる。これらのマルトオリゴ糖、またはその還元末端グルコースに非発色源基が結合したマルトオリゴ糖を用いる濃度としては、試薬組成中で1~250mMで好適に用いられる。

【0015】本発明の試薬組成物の最終pHは、5.5~7.5の範囲であり、より一層、αーアミラーゼの糖分解反応速度そのものを制御し、測定範囲を広げることが可能となる。一方、αーアミラーゼの安定した至適pHは、中性付近であることより、本発明の試薬組成物をpH6~8の範囲で調製するのが好ましいと考えられるが、同時に定量性等の性能を同時に得るには、最終pHを調製する試薬をさらに処方し、第一試薬と第二試薬に分け、それらが混合した状態で、反応至適pHになるように処方することもできる。

【0016】試薬pHを保持する方法は公知の方法であれば、何ら限定されるものではないが、一般的には緩衝剤が用いられる。用いる緩衝剤としては、例えば、グッド緩衝剤、トリス緩衝剤、リン酸緩衝剤等があげられ

40 る。緩衝剤は10~500mMの濃度で好適に用いられる。

【0017】これら塩素イオンに対する広範囲の定量性を得る方法としては、前述した(1)マルトオリゴ糖の添加、(2)試薬PHの調節などがあるが、これらを単独あるいは組み合わせて用いることができる。

【0018】さらに、本発明の測定用試薬組成物には、 測定する塩素イオンの定量性に影響を及ぼさない範囲 で、必要に応じて、防腐剤、界面活性剤等を使用するこ ともできる。防腐剤としては、特に限定されないが、α 50 ーアミラーゼの安定性に対する影響の少ない、アジ化ナ 5

トリウム、または、セフェム系、ペニシリン系、アミノ グリコシド系、キノロン系等の抗生物質等が好適に用い られ、これらを単独あるいは組み合わせて使用すること ができる。界面活性剤としては、非イオン界面活性剤、 陽イオン界面活性剤、陰イオン界面活性剤などを単独あ るいは組み合わせて使用することができる。また、2価 カチオン、例えば、カルシウム、マグネシウム、バリウ ム、亜鉛等を0.01~200mMの濃度で添加するこ とができる。また、必要に応じて、感度の向上を目的と できる。ニトロフェノール類の解離促進剤としては、例 えば、αー、βー、γーシクロデキストリン等があげら れ、 $0.1 \sim 20 \text{ mM}$ の濃度で添加することができる。 【0019】本発明の試薬組成物は、酵素試液、基質試

液の2液に分けてもよい。酵素試液には、不活性型α-アミラーゼおよびキレート剤を含み、基質試液には、上 記一般式(I)で示される基質およびキレート剤を含 む、組み合わせが好ましい。

【0020】本発明では、不活性化型α-アミラーゼ が、前述のように試料中の塩素イオンを得て、活性化型 20 し、精製水、塩化ナトリウム100mM標準液を試料と α-アミラーゼとなり、α-アミラーゼの基質と反応す ることを利用する。例えば、試料中の塩素イオンに不活 性化型α-アミラーゼ、キレート剤、基質として、2-クロロー4-ニトロフェニル-4-O-β-D-ガラク トピラノシルーαーマルトシドを作用させることで、塩 素イオン量に依存して活性化されたαーアミラーゼの反 応により、2-クロロー4-ニトロフェノールを生成す る。2-クロロ-4-ニトロフェノールが、それ自体4 00 n m付近に吸収があることから、遊離後、400 n m付近の吸光度の変化を測定し、既知濃度の試料の吸光 \* 30

\*度を対照に、試料中のカルシウムの濃度を求める。2-クロロー4ーニトロフェノールの測定方法としては、ア ミラーゼの反応を連続的に追跡するレート法および一定 時間反応させた後、反応を止めて測定するエンドポイン ト法のいずれもが使用されうる。

【0021】従来から公知である基質、4-二トロフェ ニルーα-D-マルトトリオシド、4-ニトロフェニル -α-D-マルトテトラオシド等を用いる追随酵素を用 いない測定方法に比べて、本発明では、高感度であるこ したニトロフェノール類の解離促進剤を使用することが 10 とから、測定精度が向上し、さらにマルトオリゴ糖等に よる妨害物質に対する影響を回避することが可能である (比較例1参照)。

[0022]

【実施例】以下、実施例により本発明をさらに詳細に説 明するが、本発明はこれら実施例に限定されるものでな W.

# 実施例1

下記の酵素試液および基質試液の両試液のp Hを5.5 ~7.5の範囲で変えて、塩素イオン測定用試薬を調製 した。試料5.8µ1に酵素試液180µ1加え、5分 間予備加温した後、さらに、基質試液90μ1を加え て、反応を開始させ、該基質試液添加後、2分後から3 分間における1分あたりの吸光度変化を求め、塩素イオ ン100 m M の感度 (mABS/min) を求めた。その結果を 図1に示す。

【0023】なお、測定装置は日立7170形自動分析 装置を使用し、測定波長は、主波長405nm、副波長 546 nmであり、温度37℃で測定を実施した。

[0024]

### (1)酵素試液

グッド緩衝液	pH5. 5∼7. 5	100	m M
不活性化型αーアミ	10	IU∕m l	
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル		0.05	%
αーシクロデキスト	リン	1.5	m M
a ) white doct name			

(2)基質試液 グッド緩衝液 pH5. 5~7. 5 100 mM EDTA 200 mM ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル 0.05 % 2-クロロー4-ニトロフェニルー4-0-8 -D-ガラクトピラノシル-α-マルトシド  $0.8 \, \text{mM}$ 

#### 【0025】実施例2

~7.5の範囲で変えて、塩素イオン測定試薬を調製 し、精製水、塩化ナトリウム100mM標準液を試料と した。試料5.8µ1に酵素試液180µ1加え、5分 間予備加温した後、さらに、基質試液90μ1を加えて 反応を開始させ、該基質試液添加後、2分後からの3分※

(1)酵素試液

※間における1分あたりの吸光度変化を求め、塩素イオン 下記の酵素試液および基質試液の両試液のp-Hを-5 --5 - -- 1-0·0·m Mの感度 (mABS/min) を求めた。その結果を図 1 に示す。

> 【0026】なお、測定装置は日立7170形自動分析 装置を使用し、測定波長は、主波長405nm、副波長 546nmであり、温度37℃で測定を実施した。

[0027]

特開平11-266898

7			8
グッド緩衝液	pH5. 5∼7. 5	100	m M
不活性化型α-アミラーゼ(ブタ膵臓由来)		10	I U/m l
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル		0.05	%
α-シクロデキストリン		1.5	m M
(2)基質試液			
グッド緩衝液	pH5.5∼7.5	100	m M
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレン	オクチルフェニルエーテル	0.05	%

# αーマルトトリオシド

2-クロロー4-ニトロフェニルー

# 0.8 mM

#### 【0028】比較例1

下記の酵素試液および基質試液の両試液のpHを5.5~7.5の範囲で変えて、塩素イオン測定試薬を調製し、精製水、塩化ナトリウム100mM標準液を試料とした。試料5.8μ1に酵素試液180μ1加え、5分間予備加温した後、さらに基質試液90μ1を加えて反応を開始させ、該基質試液添加後、2分後からの3分間\*

\*における1分あたりの吸光度変化を求め、塩素イオン1 00mMの感度(mABS/min)を求めた。その結果を図1 に示す。

【0029】なお、測定装置は日立7170形自動分析 装置を使用し、測定波長は、主波長405nm、副波長 546nmであり、温度37℃で測定を実施した。

#### [0030]

# (1)酵素試液

グッド緩衝液	pH5.5~7.5	100	m M
不活性化型α-アミラーゼ(ブタ膵臓由来)		10	IU∕m l
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル		0.05	%
α-シクロデキストリン		1.5	m M
(2)基質試液			
グッド緩衝液	pH5.5∼7.5	100	m M
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル		0.05	%

4-ニトロフェニル $-\alpha-$ D-マルトトリオシド 0.8 mM

【0031】図1から明らかなように、比較例1に比べ、実施例1、2の相対感度が、顕著に向上していることがわかる。

# 【0032】実施例3

下記の酵素試液および基質試液にマルトースを0~100mMの範囲で濃度を変えて、塩素イオン測定試薬を調製し、精製水、塩化ナトリウム100mM標準液を試料とした。試料5.8μ1に酵素試液180μ1加え、5分間予備加温した後、さらに基質試液90μ1を加えて※

30%反応を開始させ、該基質試液添加後、2分後からの3分間における1分あたりの吸光度変化を求め、塩素イオン100mMの感度(nABS/min)を求めた。その結果を図2に示す。

【0033】なお、測定装置は日立7170形自動分析 装置を使用し、測定波長は、主波長405nm、副波長 546nmであり、温度37℃で測定を実施した。

[0034]

# (1)酵素試液

グッド緩衝液	pH6. 0	100	m M
不活性化型α-アミラーゼ(ブタ膵臓由来)		10	I U∕m 1
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレン	ンオクチルフェニルエーテル	0.05	%
-α-シクロデキス	トリン	1.5	m M
マルトース		0~100	m M
(2)基質試液			
グッド緩衝液	pH6.0	100	m M
EDTA		200	m M
ポリオキシエチレン	ンオクチルフェニルエーテル	0.05	%
マルトース		0~100	m M

9

10

2-クロロー4-ニトロフェニルー4-0-8

-D-ガラクトピラノシル-α-マルトシド

 $0.8 \, \text{mM}$ 

【0035】図2から明らかなように、マルトースの添 加により、目的に応じて感度を調節できることがわか る.

### 【0036】実施例4

下記の酵素試液および基質試液に、マルトースを0~1 00mMの範囲で濃度を変えて、塩素イオン測定試薬を 調製し、塩化ナトリウム100mM水溶液およびマルト ース2g/d1の塩化ナトリウム100mM水溶液を試 10 546nmであり、温度37℃で測定を実施した。 料とした。試料5.8µ1に酵素試液180µ1加え、 5分間予備加温した後、さらに基質試液 9 0 μ 1 を加え\*

\*て反応を開始させ、該基質試液添加後、2分後から3分 間における1分あたりの吸光度変化を求め、精製水およ び塩素イオン100mM標準液での2点検量線に基づ き、試料中の塩素イオン量を求めた。その結果を表1に 示す。

【0037】なお、測定装置は日立7170形自動分析 装置を使用し、測定波長は、主波長405 nm、副波長 [0038]

# (1)酵素試液

グッド緩衝液 pH6. 0 100 mM 不活性化型α-アミラーゼ (ブタ膵臓由来) 10 IU/ml 200 mMポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル 0.05 % αーシクロデキストリン 1.5 mM マルトース  $0 \sim 100 \text{ mM}$ (2)基質試液 グッド緩衝液 100 mM pH6. 0 200 mM EDTA ポリオキシエチレンオクチルフェニルエーテル 0.05 % 0~100 mM マルトース 2-200-4-1-0-1-D-ガラクトピラノシル-α-マルトシド 0.8 mM

#### [0039]

試料中の	測定試發中のマルトース温度(mM)					
マルトース心度(g/dl)	0	2. 5	12. 5	25	50	100
0	101. 3	103. 5	102. 8	103. 8	102. 1	101. 9
2	357. 1	118. 6	104. 5	103. 4	103. 4	100. 8
影智度(%)	252. 5	14. 6	1. 7	-0. 4	1. 3	-1. 1

【0040】表1から明らかなように、マルトースの添 加により、試料中の内因性マルトースの影響が軽減、回 避することができることがわかる。

# [0041]

【発明の効果】本発明の塩素イオン測定用組成物は、追 随酵素が不要であり、また、高感度であることから、精 密性、定量性、正確性に優れた塩素イオンの酵素的測定 40 n)を示す図である。縦軸にマルトース無添加時を10 用組成物を提供できる。

### 【図面の簡単な説明】

【図1】 実施例1、2および比較例1の試薬におけ ☆

☆る、塩素イオン100mMの感度 (mABS/min) を示す図 である。縦軸を実施例1の試薬 (pH6.5)を100 %としたときの相対感度(%)、横軸をpH値として示

【図2】 実施例3のマルトース濃度を変えて調製した 試薬における、塩素イオン100mMの感度(mABS/mi 0%とした相対感度(%) 、横軸を添加マルトース濃度(g /L) として示す。

